# **EXTRACTION AND PURIFICATION OF RNA**

Patent Number:

JP9327291

Publication date:

1997-12-22

Inventor(s):

ISHIDA YOSHIKAZU; IKEDA KATSUNORI; KAMIMURA HIDEKI; KAWAKAMI

FUMIKIYO; KAWAMURA YOSHIHISA

Applicant(s):

TOYOBO CO LTD

Requested

Patent:

☐ JP9327291

Application

Number:

JP19960149128 19960611

**Priority Number** 

(s):

IPC Classification: C12N15/09; C07H1/08; C07H21/02; C12Q1/68

EC Classification:

Equivalents:

#### Abstract

PROBLEM TO BE SOLVED: To purify an RNA in a high purity for a short time without requiring complicated operations by adding a lytic liquid containing a chaotropic substance, an organic solvent and a nucleic acidbonding solid-phase carrier to a biological material such as a cell under acidic conditions, washing the resultant solid-phase carrier adsorbing the RNA thereon and treating the washed solid-phase carrier with an

SOLUTION: A lytic liquid at pH 3-6 containing a chaotropic substance such as a guanidine thiocyanate, an extracting liquid comprising an organic solvent such as a water-saturated or a buffer solution-saturated phenol and a nucleic acid-bonding solid-phase carrier comprising particles, etc., containing a superparamagnetic metallic oxide are added, mixed or brought into contact with a biological material such as a cell under acidic conditions to adsorb an RNA contained in the biological material on the solid-phase carrier. The solid-phase carrier adsorbing the RNA thereon is then washed with a wash liquid and the RNA is eluted from the washed solid-phase carrier with an eluent to thereby extract and purity the RNA from the biological material such as the cell in a high purity for a short time without requiring complicated operations.

Data supplied from the esp@cenet database - I2

## (19)日本国特許庁 (JP)

## (12) 公開特許公報(A)

## (11)特許出願公開番号

# 特開平9-327291

(43)公開日 平成9年(1997)12月22日

(51) Int.Cl. <sup>6</sup> C 1 2 N 15/09	識別記号	庁内整理番号 9282-4B	F I C 1 2 N 1	5/00	į.	技術表示箇所
C 0 7 H 1/08 21/02				1/08 1/02		
C 1 2 Q 1/68		7823-4B	C 1 2 Q	1/68	A	A
			審査請求	未請求	請求項の数11	OL (全 6 頁)
(21)出願番号 特願平8-149128		(71)出願人	人 000003160 東洋紡績株式会社			
(22)出顧日	平成8年(1996)6月11日					€2丁目2番8号
			(72)発明者	石田 日	由和	
					<mark>教賀</mark> 市東洋町10番 教 <mark>賀パイオ研究</mark> 所	\$24号 東洋紡績株 F内
			(72)発明者	池田 厘	旁包	•
				福井県教賀市東洋町10番24号 東洋紡績株		24号 東洋紡績株
			ļ	式会社辖	枚賀パイオ研究所	內
			(72)発明者			
						24号 東洋紡績株
				式会社第	<b>枚賀バイオ研究所</b>	内
	<b>最終</b> 頁に続く					

## (54)【発明の名称】 RNAの抽出精製方法

## (57)【要約】

【課題】 細胞等の生物材料からRNAを煩雑な操作を必要とすることなく、短時間かつ高純度でRNAを抽出し、精製する方法を提供する。

【解決手段】 下記工程(a)~(c)を含むことを特徴とするRNAの抽出精製方法および該方法に使用するRNAの抽出精製試薬キット。

(a) 細胞等の生物材料に、カオトロピック物質を含む溶解液、有機溶媒からなる抽出液、および核酸結合性固相担体を酸性条件、好ましくはpH3~6にて添加、混合あるいは接触させることにより、生物材料に含まれるRNAを固相上に吸着させ、(b)上記(a)工程にてRNAを吸着させた固相担体を洗浄液により洗浄し、

(c)上記(b)工程にて洗浄した固相から、溶出液によりRNAを溶出させる。

ATTORNEY DOCKET NUMBER.: 1803-337 SERIAL NUMBER.: 09/756,743

**REFERENCE: A111** 

#### 【特許請求の範囲】

【請求項1】 下記工程(a)~(c)を含むことを特 徴とするRNAの抽出精製方法。

(a) 細胞等の生物材料に、カオトロピック物質を含む 溶解液、有機溶媒からなる抽出液、および核酸結合性固 相担体を酸性条件下に添加、混合あるいは接触させるこ とにより、生物材料に含まれるRNAを固相上に吸着さ せ、

(b)上記(a)工程にてRNAを吸着させた固相担体 を洗浄液により洗浄し、

(c)上記(b)工程にて洗浄した固相から、溶出液に よりRNAを溶出させる。

【請求項2】 酸性条件がpH3~6である請求項1記 載のRNAの抽出精製方法。

【請求項3】 カオトロピック物質を含む溶解液のpH が3~6である請求項1記載のRNAの抽出精製方法。 【請求項4】 カオトロピック物質がグアニジンチオシ

アン酸塩である請求項1に記載のRNAの抽出精製方 法。

【請求項5】 有機溶媒が水飽和フェノールまたは緩衝 液飽和フェノール、クロロホルム、またはこれらの組み 合わせである請求項1記載のRNAの抽出精製方法。

【請求項6】 核酸結合性固相担体がシリカを含む担体 である請求項1記載のRNAの抽出精製方法。

【請求項7】 核酸結合性固相担体が粒子である請求項 1記載のRNAの抽出精製方法。

【請求項8】 核酸結合性固相担体が超常磁性金属酸化 物を含む粒子である請求項1記載のRNAの抽出精製方 法。

【請求項9】 抽出液が水あるいはTEバッファーであ る請求項1記載のRNAの抽出精製方法。

【請求項10】 核酸結合性固相担体が超常磁性金属酸 化物を含む担体であって、さらに、磁力を利用して核酸 結合性固相担体と液相を分離する工程を含むことを特徴 とする請求項1記載のRNAの抽出精製方法。

【請求項11】 カオトロピック物質を含む溶解液、p H3~6の緩衝液、有機溶媒からなる抽出液、核酸結合 性固相担体、洗浄液および溶出液を含むRNAの抽出精 製試薬キット。

#### 【発明の詳細な説明】

#### [0001]

【発明の属する技術分野】本発明は細胞等の生物材料か ら、核酸結合性固相担体を用いてRNAを簡便かつ純度 よく抽出精製する方法ならびに該方法に用いるRNAを 抽出精製するための試薬キットに関する。該試薬キット は自動核酸抽出装置にも応用しうる。

#### [0002]

【従来の技術】核酸を含有する細胞等の生物材料からの 核酸の抽出精製は、遺伝子工学や臨床診断の分野では重 要なステップである。例えば、ある遺伝子について解析

しようとする場合、まず、その遺伝子を保持する細胞等 の生物材料からDNAやRNAといった核酸を抽出する ことが必要である。また、細菌やウイルスといった感染 体の検出のためのDNA/RNA診断においても、血液 等の生物材料から細菌やウイルスの核酸を抽出した後、 検出することが必要である。一般に、生物材料に含まれ るDNAやRNAといった核酸は、遊離した状態で存在 するわけでなく、タンパク質、脂質、糖から構成される 細胞膜や細胞壁等の殼の中に存在し、ほとんどの場合、 核酸自身もタンパク質との複合体を形成している。した がって、生物材料から核酸を抽出精製する場合には、ま ず超音波や熱による物理的破砕処理やプロテアーゼによ る酵素処理、界面活性剤や変性剤による処理等を施すこ とにより核酸を遊離させ、さらに、フェノール等の有機 溶媒による抽出操作や超遠心分離、イオン交換体等の担 体を使用したカラムクロマトグラフィー等により、破砕 物中から核酸を精製する必要がある。これらの手法は、 核酸や出発材料、さらには抽出した核酸の用途に応じて 組み合わされ、それぞれ最適化されて用いられている。 【0003】細胞等の生物材料からRNAを抽出精製す る方法としては、いわゆるAGPC法 [Analytical Biochem istry 162, 156-159 (1987) ] が一般的によく用いられ ている。この方法は、(1)細胞等の生物材料にグアニ ジンチオシアン酸塩とフェノール、クロロホルムを含む 溶液を順次、添加して細胞膜や細胞壁を破壊し、核酸に 結合しているタンパク質を変性させ、さらにゲノムDN Aを有機相へ分配させ、(2)遠心分離によりRNAが 含まれる水相のみを分離し、(3)この水相にエタノー ル又はイソプロパノールを添加することによりRNAを 不溶化させ(エタノール沈殿法又はイソプロパノール沈 殿法)、(4)さらに遠心分離によってRNAのみを分 離させることを利用した方法である。このAGPC法は、他 の超遠心分離法を利用するRNA抽出精製法と比較し て、短時間かつ簡便にRNAが得られるという長所があ る。しかし、この方法には遠心分離や水相の分離という 煩雑な操作や、エタノール沈段法あるいはイソプロパノ め、特に臨床診断など多サンプルを迅速に解析する必要 のある場合には、より簡便かつ短時間でRNAが抽出精

ール沈段法という長時間を要するステップが必要なた 製できる方法が要求される。

【0004】一方、簡便な核酸抽出法としてシリカを核 酸結合性固相担体として使用する方法がある [特開平2-289596号公報]。この方法は、細胞などの生物材料から 核酸を一段階で抽出することが可能なうえ、溶出液とし て水またはTEバッファーなど低濃度の緩衝液を使用す るため、エタノール沈段法などの脱塩、濃縮のための操 作を経ることなく、抽出した核酸を直ちに後の解析に直 接使用することができるという利点がある。しかし、こ の方法により細胞からRNAの抽出を試みた場合、ゲノ ムDNAもRNAと同様にシリカ担体へ吸着するため、

回収液中にはRNAのほかに多量のゲノムDNAが混入する。そのため、RNAのみを得るためには、さらに酵素処理や超遠心分離、カラムクロマトグラフィー等の精製操作をおこなうことが必須である。

#### [0005]

【発明が解決しようとする課題】本発明の目的は、従来から存在する技術の上記問題点を解決することであり、 細胞等の生物材料からRNAを煩雑な操作を必要とする ことなく、短時間かつ高純度でRNAを抽出し、精製す る方法を提供することである。

#### [0006]

【課題を解決するための手段】本発明者らは、上記課題を解決するために鋭意検討した結果、適当なpHを有する溶解液、有機溶媒、および核酸結合性固相担体により、生物材料からRNAを簡便に抽出精製し得ることを見い出し、本発明に達した。

【0007】すなわち、本発明は、下記工程(a)~ (c)を含むことを特徴とするRNAの抽出精製方法である。

(a) 細胞等の生物材料に、カオトロピック物質を含む溶解液、有機溶媒からなる抽出液、および核酸結合性固相担体を酸性条件下に添加、混合あるいは接触させることにより、生物材料に含まれるRNAを固相上に吸着させ、(b)上記(a)工程にてRNAを吸着させた固相担体を洗浄液により洗浄し、(c)上記(b)工程にて洗浄した固相から、溶出液によりRNAを溶出させる。

【0008】本発明では、核酸結合性固相担体が超常磁性金属酸化物を含む粒子であって、さらに磁力を利用して核酸結合性固相担体と液相を分離する工程を含むことがある。

【0009】また、本発明はカオトロピック物質を含む溶解液、pH3~6の緩衝液、有機溶媒からなる抽出液、核酸結合性固相担体、洗浄液および溶出液を含むRNAの抽出精製試薬キットである。

#### [0010]

【発明の実施態様】本発明によるRNAの抽出精製方法は、(a)溶解・吸着工程、(b)洗浄工程、(c)溶出工程の3段階に大きく分けられる。

【0011】(a)溶解・吸着工程では、細胞等の生物材料に細胞溶解液、有機溶媒、核酸結合性固相担体を酸性条件下に添加、混合あるいは接触させることにより、生物材料を溶解し、生物材料に含まれるRNAを核酸結合性固相心吸着させる。上記溶解液、有機溶媒、核酸結合性固相担体を細胞等の生物材料に、別々に添加しても、あるいは同時に添加しても良い。本発明においては、カオトロピック物質を含む溶解液、有機溶媒からなる抽出液、および核酸結合性固相担体を酸性条件下、好ましくはpH3~6、さらに好ましくはpH4付近にて添加、混合あるいは接触させることを特徴とする。

【0012】本発明において用いられる生物材料として

は、例えば組織や培養細胞、細菌培養物の他に、全血や 血清、白血球等の血液成分、唾液、尿、精液等の体液が 挙げられる。

【0013】本発明において使用するカオトロピック物質を含む溶解液には、緩衝剤を含有させることが好ましい。これは、予め溶解液に含まれていても、また、細胞を溶解した後に緩衝液として添加してもよい。この緩衝剤としては、一般に使用されるものであれば、特に限定されないが、'pH3~6の範囲のいずれかのpHにおいて緩衝能を有するものがより好ましい。例えば、酢酸ナトリウムー酢酸、酢酸ナトリウムー塩酸等が挙げられ、その使用濃度としては1~500mM、pHは3~6の範囲が好適である。

【0014】本発明において用いられる溶解液には、カ オトロピック物質が含まれる。このカオトロピック物質 としては、一般にカオトロピック物質として知られてい るような、疎水性分子の水溶性を増加させる作用を有し ており、さらにRNAの固相への結合に寄与するもので あれば特に限定されない。具体的には、グアニジンチオ シアン酸塩、グアニジン塩酸塩、よう化ナトリウム、よ う化カリウム、過塩素酸ナトリウム等が挙げられる。こ れらのうち、RNAを分解するリボヌクレアーゼに対す る阻害効果の大きいグアニジンチオシアン酸塩が好まし く用いられる。これらのカオトロピック物質の使用濃度 は、用いられるカオトロピック物質により異なり、例え ば、グアニジンチオシアン酸塩を使用する場合には、3 ~5. 5Mの範囲となるように使用するのが好ましい。 【0015】また、カオトロピック物質を含む溶解液に は、細胞膜の破壊あるいは細胞中に含まれるタンパク質 を変性させる目的で、界面活性剤を含有させてもよい。 この界面活性剤としては、一般に細胞等からの核酸抽出 に使用されるものであれば、特に限定されないが、具体 的には、ポリオキシエチレンオクチルフェニルエーテ ル、ポリオキシエチレンソルビタンモノラウレート、ポ リオキシエチレンソルビタンモノオレエート等の非イオ ン界面活性剤、ドデシルトリメチルアンモニウムブロミ ド、ドデシルトリメチルアンモニウムクロリド、セチル トリメチルアンモニウムブロミド等の陽イオン界面活性 剤、ドデシル硫酸ナトリウム、N - ラウロイルサルコシ ンナトリウム、コール酸ナトリウム等の陰イオン界面活 性剤、ホスファチジルエタノールアミン等の両性界面活 性剤が挙げられる。これらのうち、N-ラウロイルサル コシンナトリウムが好ましく用いられる。これらの界面 活性剤の使用濃度は、用いられる界面活性剤により異な り、例えば、N - ラウロイルサルコシンナトリウムを使 用する場合には、0.1~2%の範囲となるように使用 するのが好ましい。

【0016】本発明において用いられる有機溶媒としては、RNAの固相への結合を妨げるものでなく、かつDNAの固相への結合を妨げるものであれば、特に限定さ

れない。この原理についての詳細は不明であるが、有機溶媒を液相に添加することにより液相の極性を適度に下げ、そのことによって、分子表面の極性が異なるRNAとDNAに固相との結合の選択性を付与しているものと考える。本発明において用いられる有機溶媒の具体例としては、水飽和フェノール、緩衝液飽和フェノール、クロロホルム、メタノール、エタノール、1-プロパノール、2-プロパノール、1-ブタノール、3-メチル-1-プロパノール、アセトン等が挙げられる。これらのうち、水飽和フェノールのみ、あるいは水飽和フェノールとクロロホルムを適当な割合で混合したものが好ましい。

【0017】本発明において用いられる核酸結合性固相担体としては、カオトロピックイオンの存在下で核酸を吸着、すなわち可逆的な結合により保持することができる親水性表面を有する担体であれば、特に限定されない。具体的には、二酸化ケイ素、すなわちシリカが好ましく用いられる。また、前記のような核酸との可逆的な結合を妨げるようなものでなければ、シリカから構成される他の物質、例えばガラス、ケイソウ土、あるいはこれらを化学的修飾により表面処理を施したものや、超常磁性金属酸化物等の他の物質との複合体も含まれる。また、この核酸結合性固相担体の形態としては、粒子、フィルター、反応容器等が具体的に挙げられるが特に限定されない。これらのうち、吸着と溶出の効率を考慮すると粒子の形態がより好ましく、このとき粒径は0.05~500μmがより好適である。

【0018】(b)洗浄工程は、上記(a)における生物材料、溶解液、有機溶媒、核酸結合性固相担体の混合物から、RNAが吸着した核酸結合性固相担体のみを可能な限り分離する工程である。このとき、洗浄液を使用して約1~3回程度、繰り返し洗浄するのが好ましい。【0019】本発明における液相と固相との具体的な分離手段としては、使用する核酸結合性固相担体の形態により異なり、核酸結合性固相担体が粒子の形態である場合には、遠心分離、ろ過、カラム操作等が好ましい。さらには、粒子内に超常磁性金属酸化物を含ませておいたものを固相担体として使用すれば、磁石等を用いた簡便な磁気分離法が可能となり、より好適である。

【0020】本発明において用いられる洗浄液としては、固相担体からのプラスミドDNAの溶離を促進するものでなく、かつ、ゲノムDNAやタンパク質の固相への結合を妨げるものであれば特に限定されない。具体的には、 $3\sim5$ . 5 Mグアニジンチオシアン酸溶液あるいは $40\sim100$ %エタノールが好ましく、これらの洗浄液を併用するとより好適である。つまり、まず、グアニジンチオシアン酸溶液で洗浄した後、さらに $40\sim10$ 0%エタノールで洗浄するのが好ましい。また、初めに溶解・吸着工程にて使用した細胞溶解液および有機溶媒を洗浄液として使用すると、ゲノムDNAとタンパク質の除去により有効である。このとき、続いて $40\sim10$ 

0%エタノールで洗浄するのが好ましい。

【0021】(c)溶出工程は、上記(b)工程におけるRNAが吸着した核酸結合性固相担体から該RNAを溶離させる工程である。従って、本発明において用いられる溶出液としては、固相からのRNAの溶離を促進するものであれば、特に限定されない。具体的には、水あるいはTEバッファー[10mhトリス塩酸緩衝液、1mMEDTA、pH8.0]が好ましい。このとき回収したRNAは、透析やエタノール沈段法等の脱塩、濃縮操作を施すことなく、逆転写酵素等を使用した酵素反応に直接使用することができる。

【0022】本発明によるRNAの抽出精製方法は、単純な工程から構成されるため、固相の分離操作や試薬分注操作を自動化した核酸抽出装置へ容易に応用しうる。 【0023】本発明のRNAの抽出精製試薬キットは、カオトロピック物質を含むpH3~6の溶解液、有機溶媒からなる抽出液、核酸結合性固相担体、洗浄液および溶出液を含む。

[0024]

【実施例】以下、実施例により本発明をさらに具体的に 説明するが、本発明はこれらの実施例に限定されるもの ではない。

## <u>実施例1</u> HeLa細胞からのRNAの抽出精製 (1)HeLa細胞の調製

He La 細胞を10% 牛胎児血清(Gibco BRL 社製)含有ダルベッコ変法イーグル培地(ニッスイ社製)培地 15m1で37で、4日間培養した。培養終了後、トリプシン処理により遊離した細胞を15m1 容遠心分離管へ移し、1.000rpm、5分間遠心分離し、上清を除去した後、10m1 のPBS [137mM 塩化ナトリウム、2.7mM 塩化カリウム、4.3mMリン酸水素ニナトリウム、1.4mM リン酸二水素カリウム(pH7.4)]にて懸濁した。これについて細胞数を計測したところ $7\times10^7$  個であった。これをチューブ当たりの細胞数が $1\times10^6$  個となるように1.5m1 容マイクロチューブに分注し、3.000rpm、5分間遠心分離し、上清を除去することにより得られた細胞ペレットを抽出材料とした。

#### 【0025】(2) RNAの抽出精製

上記(1)にて調製した細胞に500μ1の細胞溶解液 [4Mグアニジンチオシアン酸、25mMクエン酸ナトリウム (pH7.0)、0.5%Nーラウロイルサルコシンナトリウム、0.1M2ーメルカプトエタノール]を加えて溶解させ、続いて50μ1の2M酢酸ナトリウムー酢酸 (pH4.0)、さらに500μ1の水飽和フェノールを加え、激しく混合した。これに、40μ1の0.5g/m1磁性シリカ粒子(粒径1~10μm、四三酸化鉄粒子 30%含有、比表面積 280㎡/g、細孔容積 0.025㎡/g、表面細孔直径2~6mm:鈴木油脂社製)の懸濁液を添加し、室温で10分間混合した。次に、マイクロチューブを磁気スタンド(MPC-M:ダイナル社製)に設置して磁性シリカ粒子を

集め、上清を除去した。さらに、マイクロチューブを磁気スタンドから外し、1mlの洗浄液[5.3Mグアニジンチオシアン酸、52mトリスー塩酸(pH6.4)]を加えて十分に混合した後、同様に磁気スタンドに設置して上清を除去することにより、粒子を洗浄した。同様にして、1mlの洗浄液にて再度、粒子を洗浄し、続いて1mlの70%エタノールで2回、100%エタノールで1回粒子を洗浄した。上清を除去した後、マイクロチューブを55℃に設定したヒートブロック上に設置し、20分間放置することによりチューブ内のエタノールを蒸発除去し、粒子を乾燥させた。これに100μlの減菌水を添加し、室温で10分間混合した後、磁気スタンドに設置して磁性シリカ粒子を集め、上清を回収した。回収液量はおよそ80μlであった。

【0026】回収液のうち、 $10\mu$ 1をアガロースゲル電気泳動に供し、エチジウムブロミド染色後、写真撮影した結果を図 $1(\nu-\nu1)$ に示す。図 $1(\nu-\nu1)$ から明らかなように、本発明の方法により抽出されたRNAサンプル中には、ゲノムDNAの混入はほとんど認められず、本発明の方法によってRNAを純度よく抽出精製できることが確認できた。

【0027】(3) RT-PCRによるヒトトランスフェリンレセプターRNAの検出

上記(2)にて得られた回収液に対して、ヒトトランス フェリンレセプターRNAをターゲットにRT-PCR をおこなうことにより、回収液中のRNAの検出を試み た。RT-PCRは、市販の試薬キットRT-PCR high (東洋紡績社製)とヒトトランスフェリンレセ プター増幅用プライマー (CL5407-1: Clontech社製) を 使用して行った。まず、上記(2)にて得られた回収液 のうち、10μ1にM-MLV逆転写酵素、逆転写用プ ライマーを含む逆転写用試薬を加え、最終液量を 2 0 μ 1とし、これを42℃、20分間保温して逆転写反応を おこなった。また、並行して逆転写酵素を加えずに同様 な操作をおこない、これを逆転写反応のネガティブコン トロールとした。次に、逆転写後の反応液に耐熱性DN Aポリメラーゼを含むPCR用試薬を加え、最終液量を 100μ1とし、DNA Thermal Cycler (Perkin Elmer C etus社製) にて95℃、1分間、56℃、1分間、72 ℃、1分間を30サイクル実施し、PCRをおこなっ た。反応液のうち、10μ1をアガロースゲル電気泳動 に供し、エチジウムブロミド染色後、写真撮影した結果 を図2に示す。図中、レーン1はランダムファージDN AのPstI消化物からなるサイズマーカー、レーン2は実 施例1に示す方法により抽出精製されたRNAのRT-PCR 増福産物の泳動パターン、レーン 3は逆転写反応 のネガティブコントロールを使用したときのPCR増幅 産物の泳動パターンを示す。図2から明らかなように、 逆転写反応をおこなった反応液 (レーン2) のみに増幅 産物が見られ、本発明の方法によりRNAの抽出が可能

で、直ちにRT-PCRによる解析に使用できることが確認できた。

【0028】<u>実施例2</u> C型肝炎ウイルス (HCV) R NAの抽出精製

(1)  $1 \times 10^7$  コピー/m 1 のHC V が含まれている 血清を陰性血清により希釈して $2 \times 10^5$  ~ $2 \times 10^3$  コピー/m 1 の希釈系列をつくり、これらを抽出材料とした。各希釈系列の血清サンプル $50 \mu 1$  ( $1 \times 10^4$  ~ $1 \times 10^2$  コピー相当)を使用して、実施例1 と同様な方法によりR NAの抽出をおこなった。

【0029】(2) RT-PCRによるHCV·RNAの検出

上記(1)にて得られた回収液に対して、HCV・RN Aの非翻訳領域をターゲットにRT-PCRをおこなう ことにより、回収液中のHCV・RNAの検出を試み た。RT-PCRは、市販の試薬キットRT-PCR high (東洋紡績社製)を使用しておこなった。ま ず、(1)にて得られた回収液のうち $5\mu$ 1にM-MLV逆転写酵素、逆転写用プライマーを含む逆転写用試薬 を加え、最終液量を20µ1とし、これを42℃、60 分間保温して逆転写反応をおこなった。次に、逆転写後 の反応液に耐熱性DNAポリメラーゼを含むPCR用試 薬を加え、最終液量を25μlとし、DNA Thermal Cycl er (Perkin Elmer Cetus社製) にて、まず、94℃、3 0秒間、53℃、30秒間、72℃、1分間を38サイ クル、さらにPCR用試薬を加え、最終液量を30μ1 とし、94℃、30秒間、50℃、1分間、72℃、1 分間を28サイクル実施することにより、二段階のPC Rをおこなった。反応液のうち、10μ1をアガロース ゲル電気泳動に供し、エチジウムブロミド染色後、写真 撮影した結果を図3に示す。図中、レーン1は、ラムダ ファージDNAのPstI消化物からなるサイズマーカー、 レーン2~7は実施例2に示す方法により抽出精製され たRNAのRT-PCR増福産物の泳動パターンであ り、レーン2及びレーン3は1×10f コピー、レーン 4及びレーン5は1×10<sup>3</sup>コピー、レーン6及びレー ン7は1×10<sup>2</sup> コピー相当のHCVを含む血清サンプ ルを使用したときの結果を示す。図3から明らかなよう に、1×10<sup>4</sup> コピーおよび1×10<sup>3</sup> コピー相当のH CVを含む血清サンプルについて増福産物が見られ、本 発明の方法により血清サンプルからのHCV・RNAの 抽出が可能で、直ちにRT-PCRによる解析に使用で きることが確認できた。

#### 【0030】比較例1

従来法と比較して純度よくRNAを抽出精製できることを確認するため、カオトロピック物質とシリカ粒子を利用した従来法によりRNAの抽出を試みた。

実施例1 (1) にて調製した細胞に、900μ1の細胞 溶解液〔4.7Mグアニシジンチオシアン酸、46mMトリス塩 酸(pH6.4)、1.2%ポリオキシエチレンオクチルフェニル

エーテル、20mM EDTA]を加えて溶解させ、続いて40μ 1の0.5mg/m1磁性シリカ懸濁液を添加し、室温 で10分間混合した。次に、マイクロチューブを磁気ス タンドに設置して磁性シリカを集め、上清を除去した。 次いで、実施例(2)の方法と同様にして、1mlの洗 浄液 [5.3Mグアニジンチオシアン酸、52mMトリス塩酸(p H6.4)]で 2回、 1mlの70% エタノールで 2回、100%エタ ノールで 1回粒子を洗浄した。上清を除去した後、マイ クロチューブを55℃に設定したヒートブロック上に設 置し、20分間放置することによりチュブ内のエタノー ルを蒸発除去し、粒子を乾燥させた。これに100μ1 の減菌水を添加し、室温で10分間混合した後、磁気ス タンドに設置して磁性シリカ粒子を集め、上清を回収し た。回収液量はおよそ80μ1であった。回収液のうち の10μ1をアガロースゲル電気泳動に供し、エチジウ ムブロミド染色後、写真撮影した結果を図1(レーン 2) に示す。図1 (レーン2) から明らかなように、比 較例1に示した従来法より抽出されたサンプル中には、

ゲノムDNAが多量に混入することが確認された。 【0031】

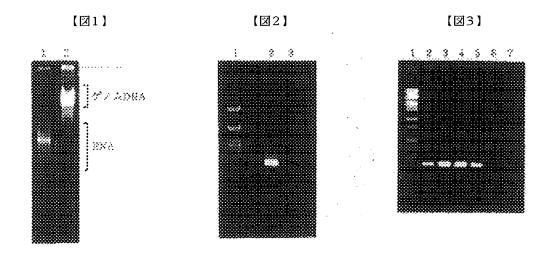
【発明の効果】本発明によれば、適当な溶解液と核酸結合性固相を酸性条件下に使用することにより、生物材料に含まれるRNAを特異的に吸着させ、さらに適当な溶出液を使用することにより、煩雑な後処理操作を必要とすることなく該RNAを簡便に回収し、抽出精製できる。

### 【図面の簡単な説明】

【図1】本発明の方法と従来法により、培養細胞から抽出精製されたRNAのアガロースゲル電気泳動パターンを示す図面に代える写真である。

【図2】本発明の方法により、培養細胞から抽出精製されたRNAのRT-PCR増幅産物のアガロースゲル電気泳動パターンを示す図面に代える写真である。

【図3】本発明の方法により、HCV陽性血清から抽出 精製されたRNAのRT-PCR増幅産物のアガロース ゲル電気泳動パターンを示す図面に代える写真である。



フロントページの続き

(72)発明者 川上 文清 福井県敦賀市東洋町10番24号 東洋紡績株 式会社敦賀バイオ研究所内 (72)発明者 川村 良久 福井県敦賀市東洋町10番24号 東洋紡績株 式会社敦賀バイオ研究所内